(12)特許協力条約に基づいて公開された国際出願

(19) 世界知的所有権機関 国際事務局



(43) 国際公開日 2003年11月13日(13.11.2003)

PCT

(10) 国際公開番号 WO 03/093229 A1

京市 竹の台1、 B1-102 Kyoto (JP). 冨森 菜美

乃 (TOMIMORI,Naminè) [JP/JP]; 〒567-0833 大阪府

茨木市 学園町 3-1-1 3 0 4 Osaka (JP). 並川 耕士 (NAMIKAWA, Koshji) [JP/JP]; 〒 573-0092 大阪府 枚

方市 菊丘南町 5-2-506 Osaka (JP). 深見 治一 (FUKAMI, Harukázú) [JP/JP]; 〒601-8373 京都府 京都

手町ビル206区 ユアサハラ法律特許事務所 Tokyo

(51) 国際特許分類7:

C07C 403/24,

C12P 23/00, A61K 7/025, A23L 1/30

(21) 国際出願番号:

PCT/JP03/05443

(22) 国際出願日:

2003 年4 月28 日 (28.04.2003)

(25) 国際出願の言語:

日本語

(26) 国際公開の言語:

日本語

(30) 優先権データ:

特願2002-128989

2002年4月30日(30.04.2002)

(81) 指定国 (国内): AU, CA, CN, ID, IL, JP, KR, SG, US.

市南区吉祥院嶋出在家町36 Kyoto (JP).

(74) 代理人: 社本 一夫, 外(SHAMOTO,Ichio et al.); 〒 100-0004 東京都 千代田区 大手町二丁目 2番 1号 新大

(71) 出願人 (米国を除く全ての指定国について): サント リー株式会社 (SUNTORY LIMITED) [JP/JP]; 〒530-8203 大阪府 大阪市 北区 堂島浜2丁目1番40号

Osaka (JP).

(NAKAO, Masahiro) [JP/JP]; 〒617-0827 京都府 長岡

(84) 指定国 (広域): ヨーロッパ特許 (AT, BE, BG, CH, CY, CZ, DE, DK, EE, ES, FI, FR, GB, GR, HU, IE, IT, LU, MC,

添付公開書類:

(JP).

国際調査報告書

NL, PT, RO, SE, SI, SK, TR).

(75) 発明者/出願人 (米国についてのみ): 角田 元男 (SUMIDA, Motoo) [JP/JP]; 〒 611-0043 京都府 宇 治市 伊勢田町毛語 100 Kyoto (JP). 中尾 正宏

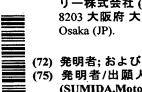
2文字コード及び他の略語については、 定期発行される 各PCTガゼットの巻頭に掲載されている「コードと略語 のガイダンスノート」を参照。

(54) Title: ASTAXANTHIN MEDIUM-CHAIN FATTY ACID ESTER, PROCESS FOR PRODUCING THE SAME AND COM-POSITION CONTAINING THE ESTER

(54) 発明の名称: アスタキサンチン中鎖脂肪酸エステル、その製造法、およびそれらを含有する組成物

(57) Abstract: An astaxanthin medium-chain fatty acid ester whose application can be expected in the fields of food, cosmetic and drug and which is superior in digestion absorptivity and tissue transition capability to the astaxanthin of long-chain fatty acid ester type. Although in the prior art any esterification has not occurred even when it is intended to synthesize a medium-chain fatty acid ester of astaxanthin by the catalytic action of lipase, a composition containing an astaxanthin medium-chain fatty acid monoester and/or diester is successfully produced by reacting astaxanthin or a long-chain fatty acid ester thereof with a medium-chain fatty acid or a triglyceride or appropriate ester thereof in a reaction system wherein a given amount of water is incorporated. According to necessity, the monoester and/or diester is isolated. Further, there is provided a food or cosmetic containing the above composition.

食品、化粧品、医薬品の分野で応用が期待でき、しかも長鎖脂肪酸エステル型アスタキサンチンに比 べて、消化吸収性、組織移行性が高いアスタキサンチンの中鎮脂肪酸エステルを提供する。 従来の方法では、リ パーゼの触媒作用を利用して、アスタキサンチンの中鎖脂肪酸エステルを合成しようとしても、エステルが形成さ れなかったが、本発明では反応系内に所定量の水を添加して、アスタキサンチンまたはその長鎮脂肪酸エステル と、中鎖脂肪酸またはそのトリグリセリドまたは適当なエステルを反応させることにより、アスタキサンチン中鎮 脂肪酸のモノエステルおよび/またはジエステルを含む組成物を製造する。さらに必要に応じてこれらのモノエス テルおよび/またはジエステルを単離する。本発明の組成物を含有する食品や化粧品も提供する。







明細書

アスタキサンチン中鎖脂肪酸エステル、その製造法、 およびそれらを含有する組成物

5 技術分野

本発明は、アスタキサンチン中鎖脂肪酸モノエステルまたはアスタキサンチン中鎖脂肪酸ジエステルの製造方法および組成物に関する。更に詳細にはリパーゼの転移反応を用いて、遊離アスタキサンチンあるいはアスタキサンチン脂肪酸エステルあるいはこれらが種々混合されたアスタキサンチン類と中鎖脂肪酸あるいは中鎖脂肪酸トリグリセリドあるいはそれらの混合物とのエステル化あるいはエステル交換反応を行うことによって得られるアスタキサンチン中鎖脂肪酸モノエステルまたはアスタキサンチン中鎖脂肪酸ジエステルの製造方法、甲殻類からの抽出によるアスタキサンチン中鎖脂肪酸モノエステルまたはアスタキサンチン中鎖脂肪酸ジエステルの製造方法、およびそれらを含有する組成物に関する。

15

10

背景技術

遊離型アスタキサンチンは一般には次式(1)で示される色素である。 化(1)

20

25

天然界には上記記載の遊離型と水酸基に脂肪酸が結合したエステル型が知られている。このエステル結合した脂肪酸は通常炭素数が 16 以上の長鎖脂肪酸であり、結合する脂肪酸の数により、モノエステル型とジエステル型に分類されている。

アスタキサンチンはカロチノイドの1種として、顕著な抗酸化作用とプロビタ

10

15

20

25

ミンAとしての活性を持つことが知られており、その色と生理機能(抗酸化作用) から天然着色料、化粧料、健康食品および/またはサプリメントとして利用され ている。アスタキサンチンはオキアミ、エビ、カニ、酵母のファフィア、緑藻類 のヘマトコッカスから抽出されたものがこれらの用途に用いられている。アスタ キサンチンはエビ・カニなどの甲殻類、サケ・マスの筋肉、卵、タイ・コイ・キ ンギョなどの体表などに広く分布する赤橙色の色素である。既に化学合成されて おり、合成したアスタキサンチンは養殖魚の色付けの用途に飼料添加物として利 用されている。天然には、アスタキサンチンは遊離型アスタキサンチンとして、 或いはアスタキサンチンの脂肪酸エステルとして単独、あるいは混合物として存 在する。また、脂肪酸エステルは一般的にパルミチン酸、ステアリン酸、オレイ ン酸、リノール酸、リノレン酸、EPA、DHAなどの長鎖脂肪酸エステルの混 合物として存在する。また、天然由来のアスタキサンチンは、ファフィア由来の ものが遊離型アスタキサンチンとして知られている他、アスタキサンチンのいわ ゆる長鎖脂肪酸エステルの混合物、もしくは長鎖脂肪酸エステルと遊離型アスタ キサンチンとの混合物として存在することが知られている。そして、アスタキサ ンチンはその遊離型よりもエステル型の方が、腸管吸収率がよく、経口吸収性に 優れていることも知られている(食品と開発, Vol. 27, No. 3, 38-40 (1992)、化 学と生物, Vol. 28, No. 4, 219-227 (1990))。エステル型アスタキサンチンを得 る方法についてもいくつか方法が公表されている。すなわち、リパーゼを触媒と したアスタキサンチンと長鎖脂肪酸とのエステル化方法(特開平11-2900 94)、パルミチン酸エステルの化学合成法(特開平1-202261)も開示 されている。一方、カプリン酸、ラウリン酸などの中鎖脂肪酸エステルについて はある種の緑藻や植物に存在していることが示されているが、微量にしか存在し ない。特にカプリル酸の中鎖脂肪酸エステルについてはその存在の可能性は示唆 されているが化合物としては特定されていない (Comp. Biochem. Physiol., B: Comp. Biochem (1987), 86B(3), 587-591)。またこれらのエステル類は化学的 にも酵素的にも合成されたことがなく、それらの物性や機能は調べられてはいな 17

発明の開示

5

10

15

本発明は、食品、化粧品、医薬品の分野で応用が期待でき、しかも長鎖脂肪酸 エステル型アスタキサンチンに比べて、経口吸収性がよく、肝臓組織への移行率 が高いアスタキサンチンの中鎖脂肪酸エステル、例えばアスタキサンチンオクタ ン酸モノエステルまたはアスタキサンチンオクタン酸ジエステルを新規物質とし て提供する。

本発明はまた、リパーゼの触媒作用を利用して、アスタキサンチンの中鎖脂肪酸エステルを合成する方法、または甲殻類、好ましくはオキアミから中鎖脂肪酸エステルを抽出により製造する方法、およびそれらを含有する組成物およびそれら組成物を含有する食品や化粧品を提供する。

図面の簡単な説明

図1は、ヘマトコッカス属緑藻類から抽出され市販されているアスタキサンチン(イタノ、販売名: Astax9000H)と、中鎖脂肪酸でそれぞれモノおよびジエステル化されたアスタキサンチン(Asta-C8-monoester および Asta-C8-diester)を用いて、これらを遊離型アスタキサンチン換算で100mg/kgの割合になるようにオリーブオイルで希釈してラットに経口投与し、投与3,5,7,10時間後に各々ラットの血中(血漿中)に存在するアスタキサンチンの含量をHPLCを用いて測定した結果を示すグラフである。

20 図 2 は、図 1 と同じ実験で、肝臓中に存在するアスタキサンチンの含量を HPLC を用いて測定した結果を示すグラフである。

図3は、オクタン酸メチルエステル標品のGC-MS結果を示す。

図4は、オキアミ精製サンプルのGC-MS結果を示す。

25 発明を実施するための最良の形態

本発明者らはアスタキサンチンの欠点とされる経口吸収性の悪さが、そのエステル類すなわちアスタキサンチン長鎖脂肪酸エステルにおいては遊離型アスタキサンチンより改善されていることに注目し、さらに顕著に経口吸収性を向上させる手段を鋭意検討した結果、とりわけ経口吸収性に優れたアスタキサンチンの中

20

鎖脂肪酸エステルにより達成されることを見出し本発明を完成させた。

すなわち、アスタキサンチンの中鎖脂肪酸エステル類は経口投与時に天然から得られるヘマトコッカス由来アスタキサンチン(長鎖脂肪酸エステル混合物)と比較して、良好な経口吸収性を示す。さらに、消化吸収時にエステル体が遊離型アスタキサンチンと遊離中鎖脂肪酸とに切断され、遊離型で吸収される。この時遊離してくる中鎖脂肪酸は大量に摂取しても体内で分解されてエネルギーに変換され、体脂肪として蓄積されないこともよく知られており、近年高まっている健康志向にも十分マッチしたものである。

さらに、本発明によって得られたアスタキサンチン中鎖脂肪酸エステルは、そ 10 れ自体新規な物質として提供されるほか、アスタキサンチン中鎖脂肪酸エステル を含有する組成物は市販されている天然のアスタキサンチン類に比較して経口吸 収性、肝臓組織移行性に優れたアスタキサンチンの代替物として食品、食品添加 物、化粧品、等に広く利用可能である。

15 アスタキサンチン中鎖脂肪酸エステル

本明細書において、アスタキサンチン中鎖脂肪酸エステルとは、前記式(1)で示される化合物が、中鎖脂肪酸によってモノエステル化またはジエステル化されたものを意味する。好ましい中鎖脂肪酸は、炭素数8~12の脂肪酸であり、炭素数が偶数の直鎖の飽和脂肪酸、すなわち、カプリル酸(オクタン酸)、カプリン酸(デカン酸)、ラウリン酸(ドデカン酸)である。

なお、本明細書において長鎖脂肪酸とは、中鎖脂肪酸より炭素数が多いもの、 即ち炭素数14以上の脂肪酸を意味する。

酵素反応による中鎖脂肪酸エステル型アスタキサンチンの合成

25 本発明者らは、アスタキサンチン中鎖脂肪酸エステルが長鎖脂肪酸エステルに 比べ、消化吸収性、組織への移行性が優れていることを上記記載の実験によって 見出した。これら中鎖脂肪酸エステル型アスタキサンチンの有用性および食品の 分野での応用に鑑み、リパーゼによるアスタキサンチン中鎖脂肪酸エステルの合 成方法を鋭意検討した結果、本発明を完成するに至った。本発明の合成方法には



以下の態様がある。

(1) エステル化反応

本発明の方法の一つの態様は、アスタキサンチン類と脂肪酸類とからリパーゼを用いてエステル化反応を行うに際して、脂肪酸として中鎖脂肪酸を用いることを特徴とする、アスタキサンチン中鎖脂肪酸モノエステルまたはアスタキサンチン中鎖脂肪酸ジエステルの製造方法である。中鎖脂肪酸としては炭素数が8から12の直鎖の飽和脂肪酸である。

一般的にリパーゼを用いたエステル化反応では水分をできる限り排除して行うことが知られている。特開平11-290094に開示されている方法においてもアスタキサンチンエステルはごく少量の水分(0.02~0.1%)を加えて合成されている。しかしながら、この先行技術の方法では長鎖脂肪酸の代わりに中鎖脂肪酸を用いるとエステル化が十分に行われない。本発明ではこの問題を解消するため、表1に示すように、数%の水分を反応系に加える。すると驚くべきことに、アスタキサンチンと中鎖脂肪酸とからエステルが形成される。

15

10

(表1) 反応添加水分とエステル生成活性

2	(1

	粉末酵素		固定化酵素				
水分(%)	C8酸	MCT	C8酸	MCT			
0	nd	nd	nd	nd			
1	4. 9	nd	nd	nd			
2	6. 0	nd	1. 4	1. 0			
5	3. 5	3. 4	4. 0	11. 4			
7. 5	4. 0	3. 5	4. 1	16. 5			
10	3. 4	3. 3	3. 4	16. 5			
15	3. 1	2. 0	1. 7	10. 5			

(C8モノーエステル生成率(%)) nd:非検出

25

(2) 中鎖脂肪酸トリグリセリドとのエステル交換反応

上記のような水分添加の顕著な効果は、リパーゼによるエステル交換反応についても存在する。すなわち、脂肪酸を供与する基質(脂肪酸ドナー)を遊離の脂肪酸から中鎖脂肪酸トリグリセリド (MCT) に代えても、水分添加量を増やすことに

10

15

よってエステル交換反応が進行し、アスタキサンチンの中鎖脂肪酸エステルが得られる。この態様において、反応系に加える水分の量は、後に詳述する。

エステル交換反応は、中鎖脂肪酸のトリグリセリド、ジグリセリド、モノグリセリド以外に中鎖脂肪酸のアルコールエステルを用いても行うことができる。そのようなエステルとして、低級アルコール(例えば、メタノール、エタノール、n-プロパノール、n-ブタノール)とのエステルが好ましい。

エステル交換反応を、イオン交換樹脂等に固定化して安定化させたリパーゼを 用いて行うことができる。遊離型やアルコールエステル型の中鎖脂肪酸を用いる ときも固定化酵素の使用は可能であるが、遊離型中鎖脂肪酸に比べ、中鎖脂肪酸 トリグリセリドを用いたリパーゼのエステル化反応は目的とするアスタキサンチ ン中鎖脂肪酸エステル生成収率はさらに向上する。

(3) 他のアスタキサンチンエステルとのエステル交換反応

先行技術(特開平11-290094)の方法は、エステル化されていない遊離型のアスタキサンチンを使ってエステル化したり、長鎖脂肪酸が結合したモノエステル型のアスタキサンチンを用いてジエステル型を製造する方法に限られている(特開平11-290094の方法はモノエステル体にさらに脂肪酸がエステル化される反応であり、エステル交換反応ではない)。

これに対して、本発明の方法は、後に詳述するとおり、水分添加量や酵素反応 20 条件を適宜定めることにより、長鎖脂肪酸モノエステルやジエステル型のアスタ キサンチンからそれらの脂肪酸部分をエステル交換反応により、中鎖脂肪酸へ変 換することもできる。例えば、化学的に調製したアスタキサンチンオレイン酸ジ エステルからアスタキサンチンオクタン酸モノエステル(アスタキサンチン中鎖 脂肪酸エステル)にエステル交換することができる。

25 他のアスタキサンチンエステルとのエステル交換反応の場合も、リパーゼはそのまま用いてもよく、あるいは好ましくは固定化して用いてもよい。また、中鎖脂肪酸は遊離脂肪酸として用いてもよく、または好ましくはトリグリセリドとして、あるいはまたトリグリセリド以外のアルコールエステルとして用いてもよい。本発明の方法は、上記のようにエステル交換反応で行うと実用上の利点がある。

15

20

なぜなら、アスタキサンチンの供給源として、現在最も入手が可能なアスタキサンチンは緑藻類の培養物から調製されるものやオキアミから抽出したものであり、これらは異なった種類の長鎖脂肪酸エステルの混合物(モノエステル、ジエステルの混合物)を含むからである。このようなアスタキサンチンを反応原料に用いても、特開平11-290094の方法を用いる限り、長鎖脂肪酸と中鎖脂肪酸の混合ジエステル体ができるに過ぎず、さらに原料に含まれるジエステル体はそのまま残存することになる。しかし、本発明の方法では上で述べた水分添加の効果からリパーゼによるエステル交換反応により、天然抽出アスタキサンチンと中鎖脂肪酸またはそのトリグリセリドとからもアスタキサンチン中鎖脂肪酸エステルを得ることが可能である。

上記リパーゼを用いて合成されるアスタキサンチン中鎖脂肪酸モノエステルまたはアスタキサンチン中鎖脂肪酸ジエステルが 0. 1%以上含有される組成物を提供する。

本発明は、化粧品や食品の分野で応用が期待でき、リパーゼによる脂肪酸エステル交換反応により得られたアスタキサンチン中鎖脂肪酸モノエステルおよびアスタキサンチン中鎖脂肪酸ジエステルの製造方法、およびこれらアスタキサンチン類を含有する組成物を提供するものである。

さらに本発明は、アスタキサンチン中鎖脂肪酸モノエステルおよびアスタキサンチン中鎖脂肪酸ジエステル、好ましくはアスタキサンチンオクタン酸モノエステルまたはアスタキサンチンオクタン酸ジエステルの天然物、好ましくは甲殻類、特に好ましくはオキアミからの抽出による製造方法を提供するものである。

以下、発明の内容について詳細に説明する。

酵素法によるアスタキサンチン中鎖脂肪酸モノエステルおよびアスタキサンチ 25 ン中鎖脂肪酸ジエステルを含む組成物の製造は次の通り行う。

酵素

本発明者らが、市販の酵素剤を使って検討した結果では、Candida 属の酵母由来のリパーゼ {例えば、Candida rugosa 由来のリパーゼ (名糖産業 (株) 販売名: リパーゼ OF など)、Candida rugosa 由来のリパーゼ (名糖産業 (株) 販売名:

25

リパーゼ MY など)、Candida rugosa 由来のリパーゼ(天野エンザイム(株)販 売名:リパーゼ AY 「アマノ」30G など)、Candida antarctica 由来のリパーゼ (ノ ボインダストリー(株)販売名:Novozym435 など) } 、Chromobacterium 属の微 生物由来のリパーゼ {例えば、Chromobacterium viscosum 由来のリパーゼ、旭化 成工業(株)販売名:リパーゼACなど}、Alcaligenes 属の微生物由来のリパ 5 ーゼ {例えば、Alcaligenes sp. 由来のリパーゼ (名糖産業 (株) 販売名:リパ ーゼ PL など)、動物の膵臓由来のリパーゼ等の酵素剤が脂肪酸転移に使用できる。 しかし、これらに限らず、本発明に用いられるリパーゼは、アスタキサンチンの OH基と中鎖脂肪酸やそのエステル類を含む溶液に作用させ、脂肪酸類のエステル 交換反応によってアスタキサンチン中鎖脂肪酸モノエステルもしくはアスタキサ 10 ンチン中鎖脂肪酸ジエステルを合成するものであればよく、起源、種類は限定さ れない。収率の点から Candida 属由来のリパーゼが好ましい。酵素活性を高めた り、原料の変性を抑えたり、反応収率を上げたりする目的でこれらのリパーゼに 精製操作を加えて使用してもよい。たとえば、水不溶物の除去、塩析、カラムク ロマトグラフィーによる精製操作があげられる。 15

本発明で用いるリパーゼは、水性溶媒に溶解または分散して用いても、粉末のものをそのままで用いても、あるいは担体に固定化した固定化リパーゼとして用いることもできる。固定化して用いると酵素は安定化され、酵素のリサイクル使用ができ、製造コストが低減できる。リパーゼの固定化方法は公知の方法によって行われ、固定化担体としてシリカゲル、セライト、κーカラギナン、キチン、アルギン酸ナトリウムなど公知の担体 {バイオリアクター福井三郎監修・編講談社サイエンティフィック(1985年)、実践バイオリアクター,食品産業バイオリアクターシステム技術研究組合編食品化学新聞社(1990年)}を用いることができる。さらに、水処理に使われるようなイオン交換樹脂にリパーゼを固定化して用いることもできる。その他に吸着クロマトグラフィーや疎水吸着クロマトグラフィーに用いる樹脂にリパーゼを固定化して用いることもでき、一般にタンパク質を吸着することができる樹脂担体に固定化して用いることもできる。

反応原料 アスタキサンチン

10

15

20

25

エステル化反応の原料に使うアスタキサンチンは遊離型のアスタキサンチンでもアスタキサンチン脂肪酸エステルでもよく、単品でも混合物であってもよい。遊離型アスタキサンチンは合成品(ロッシュ、シグマ (Sigma) の市販品)であっても、天然から抽出されるものであってもよい。さらに、ファフィア酵母を培養し菌体内に蓄積させ、これから抽出または精製したものを用いてもよい。さらにまた、遺伝子工学的に育種した微生物・酵母・カビ・植物を培養したり育てたりし、これらから抽出または精製したものを使ってもよい。アスタキサンチン脂肪酸エステルはその脂肪酸エステルがモノエステルであってもジエステルであっても、あるいは両者の混合物であってもよい。さらにアスタキサンチン脂肪酸エステルは合成品、天然抽出物を問わず使うことができる。例えば、緑藻類のヘマトコッカスやオキアミ、エビ、カニ等の甲殻類や魚類の卵のような天然から抽出されるアスタキサンチン脂肪酸エステルはモノエステル体とジエステル体の混合物であり、かつ、エステル化している脂肪酸も種々の脂肪酸の混合物であるが問題なく使うことができる。さらに上記記載の遊離型のアスタキサンチンおよびアスタキサンチン脂肪酸エステルを2種類以上混合して用いることもできる。

反応原料 脂肪酸類

エステル化反応で用いるもう一方の原料の中鎖脂肪酸は炭素数 8~12 の直鎖飽和脂肪酸が望ましい。具体的にいえば、カプリル酸、カプリン酸、ラウリン酸から選ばれる脂肪酸またはそれらから選択される 2 種類以上の混合脂肪酸が挙げられる。さらに本発明では遊離脂肪酸よりさらに反応性を高めることができるものとしてトリグリセリドやそれ以外のエステルの形態をとった脂肪酸も使うことができる。より具体的には炭素数 8~12 の直鎖脂肪酸のトリグリセリドあるいはそのアルコールエステルが挙げられる。

反応温度

一般に酵素を用いたエステル交換反応は、20~55℃の反応温度条件下で行う。本酵素反応においてはそれぞれのリパーゼが持つ至適温度や至適pH 等の条件において行うことが望ましい。しかしながら、反応温度が50℃より高いと反応原料のアスタキサンチンの劣化や異性化が促進されるため好ましくない。逆に反応温度が20℃以下の場合、リパーゼ活性の低下と原料の脂質(脂肪酸やトリグリセリ

ド等)の固化が起こるため好ましくない。これらを勘案して37~50℃で酵素反応を行うことがより好ましい。本発明ではアスタキサンチンの酸化劣化反応を防ぐため、窒素やアルゴンガスなどの不活性ガスの雰囲気下で行うことも好ましい。

5 反応に用いるリパーゼ量

本発明で用いるリパーゼの量は、アスタキサンチンに対して $100 \, \mathrm{u}$ (=単位) $/\mu \, \mathrm{mol} \sim 30000 \, \mathrm{u} / \mu \, \mathrm{mol}$ 、好ましくは $1000 \sim 30000 \, \mathrm{u} / \mu \, \mathrm{mol}$ であり、 $100 \, \mathrm{u} / \mu \, \mathrm{mol}$ あり少ないと、アスタキサンチン脂肪酸エステルを高収率で得られない。遊離型アスタキサンチンを原料とする場合は $50000 \, \mathrm{u} / \mu \, \mathrm{mol}$ より多く使用しても著しい効果の向上は期待できないので好ましくない。一方、混合型のアスタキサンチン脂肪酸エステルを原料に用いた場合、使う酵素の量に比例して合成量は上昇する。しかし、固定化担体への酵素の負荷量や酵素の使用量の経済性から考えると上記記載量が適切量と考えられる。

反応におけるアスタキサンチン/脂肪酸比率

15 本発明で用いるアスタキサンチンと脂肪酸類のモル比は使う脂肪酸類の脂肪酸基の数によって大別できる。すなわち、脂肪酸残基が一つの遊離型中鎖脂肪酸とアルコールエステル型中鎖脂肪酸の場合と、脂肪酸残基が3分子結合した中鎖トリグリセリドの場合に大別できる。前者の場合、遊離型換算のアスタキサンチンに対してモル比で30~10,000倍であり、好ましくは30~3,500倍である。後者の場合、遊離型換算のアスタキサンチンに対してモル比で10~3,000倍であり、好ましくは30~1,000倍である。

アスタキサンチンが上記倍率より濃い場合、アスタキサンチンが十分溶けきれず、反応には適さない。上記倍率より薄い場合、著しい効果の向上が望めず、アスタキサンチン濃度の希薄化に伴ってエステル交換反応が進まない。

25 反応時間

本発明で行う酵素反応の反応時間は 12 時間以上が望ましい。反応時間が少ないと反応が充分に進まないので好ましくなく、酵素反応は比較的遅く、反応中のアスタキサンチンエステル類の分解反応も比較的遅いため、目的物の生成収率をあげるためには反応を長めにすることが望ましい。本発明ではアスタキサンチンの

酸化劣化反応を防ぐため、窒素やアルゴンガスなどの不活性ガスの雰囲気下で行うことも好ましくあげられる。

反応に用いる有機溶媒と量

5

10

15

20

25

本発明で行う酵素反応では反応時に有機溶媒を用いても差し支えない。反応時のリパーゼの安定性から無極性溶媒が好ましい。具体的には n-ヘキサン、ベンゼン、四塩化炭素、アセトンなどがあげられる。これらの溶媒を用いることができるが、食品等への利用を考えた場合、毒性や安全性の面から n-ヘキサンがより好ましい。反応に用いるアスタキサンチンや脂肪酸エステル類(基質)の溶液の粘度が高いため、n-ヘキサン等の有機溶媒で基質溶液を希釈することで粘度を下げることができ、反応の効率化が望める。特に融点が高く、通常の反応温度では固体になるようなラウリン酸やラウリン酸のトリグリセリドを反応に用いる場合には有効である。本発明で用いる有機溶媒は反応する油脂(アスタキサンチンと脂肪酸類の合計)の 1000 倍量以下の量で使用することが望ましく、好ましくは 200倍以下の量が望ましい。この量より多くしても、反応の促進は見られず、反応終了後のヘキサン除去により多くの労力を有し、得策でない。

リパーゼ反応における水分添加量

リパーゼ反応は可逆反応であり、水分が多いと生成したアスタキサンチン中鎖脂肪酸エステル類が加水分解されるため、このような合成反応やエステル交換反応においては水分量は極力制限して行うことが常識であった。しかし、上記のように、本発明者による鋭意検討の結果、水分を一定範囲内で積極的に添加することでエステル合成反応やエステル交換反応の進行が促進されることが判明した。添加する水分量は反応油脂類(アスタキサンチンと脂肪酸類)の 0.5~20%の割合が望ましい。より好ましくは 2~15%が望ましい。水分含量が 20%を超えても反応は進むが生成されたエステル類の分解が進むため、アスタキサンチン中鎖エステルの生成収量が減少するので好ましくない。

反応終了後の精製

本発明の酵素反応液から目的とするアスタキサンチンに1ないし2分子の中鎖 脂肪酸残基が共有結合したアスタキサンチン中鎖脂肪酸モノエステル、アスタキ サンチン中鎖脂肪酸ジエステルを得る方法としては脱ガム、脱酸、水蒸気蒸留等

の一般的な油脂の精製法や分子蒸留等の真空精密蒸留、さらにはシリカゲルクロマトグラフィー等のクロマト的な精製方法、これらの組合せがある。これによりエステル転移の時に切り出された原料アスタキサンチンエステル体に結合していた長鎖脂肪酸や中鎖脂肪酸トリグリセリドから切り出された遊離中鎖脂肪酸、過剰の反応基質の中鎖脂肪酸トリグリセリドもしくは遊離中鎖脂肪酸を取り除くことができる。

天然物からの抽出によるアスタキサンチン中鎖脂肪酸モノエステルおよびアス タキサンチン中鎖脂肪酸ジエステルの製造

 原料としての天然物は、好ましくは甲殻類、特に好ましくはオキアミである。 オキアミは市販のオキアミを使用することができる。抽出に用いる溶媒は、アスタキサンチン中鎖脂肪酸モノエステルおよびアスタキサンチン中鎖脂肪酸ジエステルを抽出することができる溶媒であれば用いることができるが、好ましくはアセトンである。さらに、抽出工程では、有機溶媒に限らず、超臨界CO₂を用いる方法も用いることができる。アスタキサンチン中鎖脂肪酸モノエステルおよびアスタキサンチン中鎖脂肪酸ジエステルの精製は、たとえばシリカカラムクロマトグラフィー、ODSカラムクロマトグラフィーにより行うことができる。

酵素法によるアスタキサンチン中鎖脂肪酸モノエステルおよびアスタキサンチ 20 ン中鎖脂肪酸ジエステル含有組成物を含む食品

食品原料としての使用

本発明のアスタキサンチン中鎖脂肪酸エステルを含む油脂は用途に関しては無限の可能性があり、この用途の一つとして食品原料ならびに添加物として使用することもできる。

25 アスタキサンチンはカロテイド系色素の中でも最も赤色色調が高く、熱、光、p H等に対する安定性も比較的良いため、ファフィア色素(遊離型アスタキサンチン)やヘマトコッカス色素(長鎖脂肪酸エステル型アスタキサンチン)はこれまで着色料として使われている。さらに、アスタキサンチンは強力な抗酸化性を示すため、天然色素としてこれまでにない新しい機能性色素として注目されてい

る。これら有用な機能を有するアスタキサンチンに中鎖脂肪酸を酵素的にエステル化することにより、消化吸収性に優れたアスタキサンチン中鎖脂肪酸エステル含有油脂を作ることが出来た。

このような、アスタキサンチン中鎖脂肪酸エステルの赤色色調は従来から使われているファフィア色素やヘマトコッカス色素に含まれるアスタキサンチン類と同じである。このため、アスタキサンチン中鎖脂肪酸エステル含有油脂はファフィア色素やヘマトコッカス色素と同じように食品に添加することが可能である。 抗酸化力に加え、消化吸収性に富む性質を有するアスタキサンチン中鎖脂肪酸エステル含有油脂は従来から使われているファフィア色素等よりも食品で高機能が期待される。

実際、ジュース等の飲料食品・リキュール等の酒類飲料・菓子類・ソーセージ 等の水産練り製品・ドレッシング、ケチャップ等の調味料への添加が可能である。

上記アスタキサンチン中鎖脂肪酸エステル含有油脂は必要に応じて、乳化物の形で、あるいは粉末の形で使用することができる。アスタキサンチン中鎖脂肪酸エステル含有油脂に以下で示す食品用乳化剤を添加して攪拌し、乳化物にすることができる。食品衛生法で認められている食品用乳化剤としては、脂肪酸モノグリセリド類、ポリグリセリン脂肪酸類、ソルビタン脂肪酸エステル類(スパン等)、ショ糖の脂肪酸エステル等の非イオン活性剤およびレシチン、酵素処理レシチン、アラビアガム、キラヤ抽出物、卵黄等の天然物がある。

20

25

15

5

10

健康食品および/またはサプリメント原料としての使用

本発明のアスタキサンチン中鎖脂肪酸エステルを含む油脂は用途に関しては無限の可能性があり、健康食品および/またはサプリメントの原料ならびに添加物としても使用することもできる。アスタキサンチン中鎖脂肪酸エステルを含む油脂の主成分の母体構造はアスタキサンチンであり、上記の食品原料としての使用でも述べたように、機能性色素として注目されている。

使用においては食品原料の場合と同様、乳化して添加してもよく、粉末化して 添加してもかまわない。本発明においては、添加する健康食品および/またはサ プリメントに応じて最適な食品用乳化剤を選択して最適量使用する。アスタキサ

PCT/JP03/05443

ンチン中鎖脂肪エステル含有油脂に以下で示す食品用乳化剤を添加して攪拌し、 乳化物にすることができる。食品衛生法で認められている食品用乳化剤としては、 脂肪酸モノグリセリド類、ポリグリセリン脂肪酸類、ソルビタン脂肪酸エステル 類 (スパン等)、ショ糖の脂肪酸エステル等の非イオン活性剤およびレシチン、 酵素処理レシチン、アラビアガム、キラヤ抽出物、卵黄等の天然物がある。

またカプセル化等に際しては、アスタキサンチン中鎖脂肪酸エステルを含む油脂の皮膜剤、エマルジョンの安定化剤としてのタンパク質は大豆、トウモロコシなどの植物性蛋白、脱脂乳、卵白アルブミン、カゼイン、ホエー、ゼラチンなどの動物性蛋白などが用いることができる。同じく炭水化物はトウモロコシ、タピオカ、甘薯、馬鈴薯、などのデンプン、粉あめ、デキストリン、ショ糖、ブドウ糖、乳糖などである。この他にエマルジョンの安定化剤としてリン酸カリウム、リン酸ナトリウム、クエン酸ナトリウムなどの塩類、さらにアラビアガム、ペクチンなどの天然ガム、アルギン酸ソーダなどの安定化剤を用いることもできる。酸化防止のためにはトコフェロールなどの抗酸化剤を使用することもできる。

15 実施例

定値)。

5

10

以下、製造例および実施例に基づいて、本発明をさらに具体的に説明するが、本発明の範囲をこれらの実施例に限定するものではないことは言うまでもない。

リパーゼ活性の測定

20 オリーブ油乳液 5ml (オリーブ油 22.9g とポリビニールアルコール溶液 75ml を乳化器にいれ、5~10℃で乳化したもの)と 0.1M リン酸緩衝液 (pH7.0) 4ml とを 50ml 容共栓三角フラスコにとり、よく混合し37℃の恒温水槽に入れて、10分間予熱する。攪拌しながらこの溶液に酵素溶液 1ml を加え、20分間反応する。反応の停止はアセトン・エタノール混液 20ml (アセトンとエタノールを 1:1 (V/V)で混合)の添加で行う。フェノールフタレイン溶液を数滴加え、0.05N の水酸化ナトリウム溶液で滴定して、リパーゼ反応で生成した遊離の脂肪酸量を求める。 盲検として上記記載のオリーブ油乳液とリン酸緩衝液のみで反応させ、アセトン・エタノール混液を加えたのちに酵素溶液を加えたものを滴定する (対照液滴

酵素力価は以下の数式で計算する。

力価(単位/g) = (試料溶液滴定値-対照液滴定値)/(酵素溶液 lml 中の酵素g) x 2.5

5

10

20

アスタキサンチン中鎖脂肪酸エステルの化学合成

製造例1 アスタキサンチンオクタン酸ジエステルの化学合成

乾燥塩化メチレン (20m1) 中のアスタキサンチン (995.2mg、1.67mmo1) および塩酸1-[3-(ジメチルアミノ) プロピル] -3-エチルカルボジイミド (WSC・HC1) (1.28g、6.68mmo1) の溶液に、アルゴン気流下室温でオクタン酸 (0.73g、5.06mmo1) および4-(ジメチルアミノ) ピリジン (DMAP) (218.7mg、1.79mmo1) を加えた。

19時間後、反応混合物を酢酸エチル(200ml)に注下し、1M塩酸(1 00ml)、飽和炭酸水素ナトリウム水溶液(100ml)および飽和食塩水(1 00ml)で順次洗浄した。

有機相を無水硫酸ナトリウムで乾燥し、溶媒を減圧下留去した後、塩化メチレンーへキサン (1:1,V/V) 10mlに溶解し、シリカゲル (175g) を用いてカラムクロマトグラフィーを行なった。酢酸エチルーへキサンによって溶出することにより、酢酸エチルーへキサン (1:2,V/V) よりアスタキサンチンオクタン酸ジエステルの暗赤色固形物 (1.27g,90%) を得た。アスタキサンチンオクタン酸ジエステル

¹H-NMR: δ (TMS) 0. 88 (t, 6H, J=7Hz), 1. 20-1. 45 (m, 16H), 1. 22 (s, 6H), 1. 35 (s, 6H), 1. 65 25 -1. 75 (m, 4H), 1. 90 (s, 6H), 1. 95-2. 1 (m, 4H), 1. 99 (s, 6H), 2. 00 (s, 6H), 2. 35-2. 55 (m, 4H), 5. 53 (dd, 2H, J=6Hz, 14Hz), 6. 15-6. 7 (m, 14H).

製造例2 アスタキサンチンオクタン酸モノエステルの化学合成

乾燥塩化メチレン (20ml) 中のアスタキサンチン (976.2mg、1.64mmol) およびWSC・HCl (0.48g、2.50mmol) の溶液に、アルゴン気流下室温でオクタン酸 (0.27g、1.87mmol) および DMAP (107.5mg、0.88mmol) を加えた。

18時間後、反応混合物を塩化メチレン(250ml)に注下し、1M塩酸(100ml)、飽和炭酸水素ナトリウム水溶液(100ml)および飽和食塩水(100ml)で順次洗浄した。

有機相を無水硫酸ナトリウムで乾燥し、溶媒を減圧下留去した後、塩化メチレン・10 ンーへキサン(2:1、V/V)15mlに溶解し、シリカゲル(250g)を用いてカラムクロマトグラフィーを行なった。酢酸エチルーへキサンによって溶出することにより、酢酸エチルーへキサン(1:2、V/V)よりアスタキサンチンオクタン酸ジエステルの暗赤色固形物(304.2mg、22%)を、酢酸エチルーへキサン(1:1、V/V)よりアスタキサンチンオクタン酸モノエステルの暗赤色固形物(377.3mg、32%)を得た。

アスタキサンチンオクタン酸モノエステル

5

¹H-NMR: δ (TMS) 0. 89 (t, 3H, J=7Hz), 1. 20-1. 45 (m, 8H), 1. 21 (s, 3H), 1. 22 (s, 3H), 1. 32 (s, 3H), 1. 35 (s, 3H), 1. 65-1. 75 (m, 2H), 1. 81 (d) 20 d, 1H, J=13Hz, 13Hz), 1. 90 (s, 3H), 1. 94 (s, 3H), 1. 95-2. 1 (m, 2H), 1. 99 (s, 6H), 2. 00 (s, 6H), 2. 15 (dd, 1H, J=6Hz, 13Hz), 2. 35-2. 55 (m, 2H), 3. 67 (d, 1H, J=2Hz), 4. 32 (ddd, 1H, J=2Hz, 6Hz, 13Hz), 5. 53 (dd, 1H, J=6Hz, 14H)

<u>製造例3</u> アスタキサンチンデカン酸ジエステル、アスタキサンチンデカン酸 モノエステル

製造例2と同様にして、アスタキサンチン(20.6g、34.5mmol)、

WSC・HC1 (14.9g、77.7mmo1)、デカン酸(9.8g、56.9mmo1) およびDMAP (2.8g、22.9mmo1) よりアスタキサンチンデカン酸ジエステルの暗赤色固形物(17.5g、56%) およびアスタキサンチンデカン酸モノエステルの暗赤色固形物(9.6g、37%) を得た。

5 アスタキサンチンデカン酸ジエステル

-6.7 (m, 14H).

10

 $^{1}H-NMR$ (CDC1₃): δ (TMS) 0. 88 (t, 6H, J=7Hz), 1. 20-1. 45 (m, 24H), 1. 22 (s, 6H), 1. 35 (s, 6H), 1. 65-1. 75 (m, 4H), 1. 90 (s, 6H), 1. 95-2. 1 (m, 4H), 1. 99 (s, 6H), 2. 00 (s, 6H), 2. 35-2. 55 (m, 4H), 5. 53 (dd, 2H, J=6Hz, 14Hz), 6. 15

アスタキサンチンデカン酸モノエステル

¹H-NMR (CDC1₃): δ (TMS) 0.88 (t, 3H, J=7Hz),

15 1.20-1.45 (m, 12H), 1.21 (s, 3H), 1.22 (s, 3 H), 1.32 (s, 3H), 1.35 (s, 3H), 1.65-1.75 (m, 2H), 1.81 (dd, 1H, J=13Hz, 13Hz), 1.90 (s, 3 H), 1.95 (s, 3H), 1.95-2.1 (m, 2H), 1.99 (s, 6H), 2.00 (s, 6H), 2.15 (dd, 1H, J=6Hz, 13Hz),

20 2.35-2.55 (m, 2H), 3.69 (bs, 1H), 4.32 (dd, 1H, J=6Hz, 14Hz), 6.15-6.75 (m, 14H).

アスタキサンチン長鎖脂肪酸エステルの化学合成

25 製造例4 アスタキサンチンパルミチン酸ジエステル

製造例1と同様にして、アスタキサンチン(348.3mg、0.584mmol)、WSC・HCl(0.46g、2.40mmol)、パルミチン酸(0.46g、1.79mmol)およびDMAP(57.0mg、0.467mmol)よりアスタキサンチンパルミチン酸ジエステルの暗赤色固形物(582.9mg、9

3%)を得た。

5

15

20

アスタキサンチンパルミチン酸ジエステル

¹H-NMR: δ (TMS) 0. 89 (t, 6H, J=7Hz), 1. 20-1. 45 (m, 48H), 1. 23 (s, 6H), 1. 35 (s, 6H), 1. 65 -1. 75 (m, 4H), 1. 91 (s, 6H), 1. 95-2. 10 (m, 4 H), 1. 99 (s, 6H), 2. 00 (s, 6H), 2. 35-2. 55 (m, 4H), 5. 54 (dd, 2H, J=6Hz, 14Hz), 6. 15-6. 7 (m, 14H).

10 製造例5 アスタキサンチンオレイン酸ジエステル

製造例1と同様にして、アスタキサンチン(376.1mg、0.630mmo1)、WSC・HC1(0.49g、2.56mmo1)、オレイン酸(0.53g、1.89mmo1)およびDMAP(58.2mg、0.476mmo1)よりアスタキサンチンオレイン酸ジエステルの暗赤色油状物(615.6mg、87%)を得た。

アスタキサンチンオレイン酸ジエステル

 $^{1}H-NMR: \delta$ (TMS) 0. 88 (t, 6H, J=7Hz), 1. 15-1. 45 (m, 40H), 1. 23 (s, 6H), 1. 35 (s, 6H), 1. 65 -1. 80 (m, 4H), 1. 90 (s, 6H), 1. 95-2. 15 (m, 1 2H), 1. 99 (s, 6H), 2. 00 (s, 6H), 2. 35-2. 55 (m, 4H), 5. 30-5. 45 (m, 4H), 5. 54 (dd, 2H, J=6Hz, 14Hz), 6. 15-6. 7 (m, 14H).

リパーゼの固定化

25 酵母を起源とするリパーゼが数種市販されており、その一例として名糖産業 (株) から得ることができる Candida 属由来のリパーゼ: Lipase OF (販売名) のイオン交換樹脂等への固定化例を以下に示す。

『イオン交換樹脂への固定化(ダイレクト法)』

イオン交換樹脂担体(Dowex MARATHON WBA:ダウケミカル)100g(湿重量)を、

Candida rugosa リパーゼ水溶液 (Lipase OF 原末、12.5%: 名糖産業(株)) 80ml (5,760,000単位) に懸濁し、減圧下で乾燥させて固定化酵素(71.0g) を得た。 『イオン交換樹脂への固定化(透析法)』

16g (5,760,000 単位) の Candida rugosa リパーゼ (粉末、名糖産業 (株)、販売名: Lipase OF) を 80ml の蒸留水に溶かし、一夜 5L の蒸留水で透析した。透析終了後、不溶物を遠心分離機によって除去し、リパーゼ溶液を得た。得られたリパーゼ溶液に 100g (湿重量) のイオン交換樹脂担体 (Dowex MARATHON WBA: ダウケミカル) を懸濁し、減圧下で乾燥させ固定化酵素 (62.8g) を得た。

『イオン交換樹脂への固定化(カラム法)』

10 上記記載より効率的にリパーゼを固定化するために以下の固定化方法で固定化 酵素を得た。

32g (11,520,000 単位) の Candida rugosa リパーゼ (粉末、名糖産業 (株)、販売名:Lipase OF) を 160ml の蒸留水に溶かし、一夜 10L の蒸留水で透析した。透析終了後、不溶物を遠心分離機によって除去し、リパーゼ溶液を得た。100g (湿重量) のイオン交換樹脂担体 (Dowex MARATHON WBA:ダウケミカル)をカラムにつめ、リパーゼ溶液を lml/min の流速で送液してリパーゼをイオン交換樹脂担体に吸着させた。この吸着担体を減圧下で乾燥させ固定化酵素 (66.7g) を得た。

『疎水性吸着樹脂・吸着樹脂・ろ過助剤への固定化』 (phenyl)

20 疎水性吸着樹脂担体 (Phenyl Toyopearl 650S:東ソー (株)) 100ml を、Candida rugosa リパーゼの透析水溶液 (Lipase OF 原末、12.5%:名糖産業 (株)) 80ml (5,760,000単位) に懸濁し、減圧下で乾燥させて固定化酵素 (24.9g) を得た。 (HP20)

芳香族系吸着樹脂担体 (ダイヤイオン HP20:三菱化学(株)) 100g (湿重量) を、Candida rugosa リパーゼ水溶液 (Lipase OF 原末、12.5%:名糖産業(株)) 80ml (5,760,000単位) に懸濁し、減圧下で乾燥させて固定化酵素(60.3g) を得た。

(HP 1MG)

5

15

25

メタクリル系吸着樹脂担体 (ダイヤイオン HP1MG:三菱化学(株)) 25g (湿重

量) を、Candida rugosa リパーゼ水溶液 (Lipase OF 原末、12.5%: 名糖産業(株)) 80ml (5,760,000単位) に懸濁し、減圧下で乾燥させて固定化酵素 (13.1g) を得た。

(HPA25)

15

20

5 ハイポーラス型芳香族系吸着性イオン交換樹脂担体(ダイヤイオン HPA25:三菱化学(株)) 25g(湿重量)を、Candida rugosa リパーゼ水溶液(Lipase OF 原末、12.5%: 名糖産業(株)) 80ml(5,760,000単位) に懸濁し、減圧下で乾燥させて固定化酵素(12.3.g)を得た。

(ろ過助剤:セライト)

10 セライト(ハイフロスーパーセル:ナカライテスク(株))43g を、Candida rugosa リパーゼ透析水溶液 (Lipase OF 原末、12.5%: 名糖産業(株))80ml (5,760,000 単位) に懸濁し、減圧下で乾燥させて固定化酵素 (45.5g)を得た。

『微生物由来 Lipase の固定化』

酵母以外を起源とする Lipase が多数存在し、その一例として Alcaligenes 属細菌由来のリパーゼは名糖産業 (株) から市販され使用することができる。この固定化例も以下に示す。

16g (1,440,000 単位) の Alcaligenes のリパーゼ (粉末、名糖産業(株)、販売名: Lipase PL) を 80ml の蒸留水に溶かし、一夜 5L の蒸留水で透析した。透析終了後、不溶物を遠心分離機によって除去し、リパーゼ溶液を得た。得られたリパーゼ溶液に 100g (湿重量) のイオン交換樹脂担体 (Dowex MARATHON WBA: ダウケミカル) を懸濁し、減圧下で乾燥させ固定化酵素 (64.0g) を得た。

酵素反応の実施例

<u>実施例1</u>

25 遊離アスタキサンチン (Sigma 社製) 2mg及び遊離脂肪酸としてオクタン酸 300mg を褐色ガラス瓶にとった。ここに Candida 属由来のリパーゼ 80mg (名糖産業 (株) 製、販売名: Lipase OF) を加え、水 30 μL を添加し、よく攪拌した後、45℃で攪拌しながら反応させた。3日後にこの溶液をとり、HPLCによってアスタキサンチンの組成比を分析した。それらの組成比はアスタキサンチン 94.0%、

モノエステル 6.0%、ジエステルは1%以下であった。

Sigma 社製の遊離アスタキサンチンの代わりに、ファフィア酵母から抽出した 遊離型アスタキサンチンもほぼ同様の結果を与えた、その場合の組成比はアスタ キサンチン 93.5%、モノエステル 6.5%、ジエステルは 1%以下であった。

5

実施例2

WO 03/093229

遊離アスタキサンチン (Sigma 社製) 2mg及びトリグリセリド型の脂肪酸としてトリカプリリン 300mg を褐色ガラス瓶にとった。ここに Candida 属由来のリパーゼ 120mg (名糖産業 (株) 製、販売名: Lipase OF) を加え、水 30μL を添加し、10 よく攪拌した後、45℃で攪拌しながら反応させた。 3日後にこの溶液をとり、HPLCによってアスタキサンチンの組成比を分析した。それらの組成比はアスタキサンチン 84.9%、モノエステル 13.6%、ジエステルは 1.5%であった。

15 実施例3

20

25

製造例 5 に記載したアスタキサンチンオレイン酸ジエステル 2m g 及び遊離脂肪酸としてオクタン酸 300mg を褐色ガラス瓶にとった。ここに C Candida 属由来のリパーゼ 80mg(名糖産業(株)製、販売名:L i pase OF)を加え、水 30 μ L を添加し、よく攪拌した後、45 C で攪拌しながら反応させた。 3 日後にこの溶液をとり、H P L C によってアスタキサンチンの組成比を分析した。それらの組成比はアスタキサンチン 61.1%、モノエステル 8.2%、ジエステルは 1%以下であった。

実施例4

製造例 5 記載したアスタキサンチンオレイン酸ジエステル 2mg及びトリグリセリド型の脂肪酸としてトリカプリリン 300mg を褐色ガラス瓶にとった。ここに Candida 属由来のリパーゼ 80mg (名糖産業 (株) 製、販売名: Lipase OF) を加え、水 30μ L を添加し、よく攪拌した後、45で攪拌しながら反応させた。 3 日後にこの溶液をとり、HPLCによってアスタキサンチンの組成比を分析した。それらの組成比はアスタキサンチン 73.4%、モノエステル 15.3%、ジエステルは

WO 03/093229

PCT/JP03/05443

1%以下であり、変換されずに残ったアスタキサンチンオレイン酸ジエステルは7.9%であった。残ったアスタキサンチンオレイン酸ジエステルが酵素反応的に完全になくなるかを確認するため、本反応を一週間行い、HPLCによってアスタキサンチンの組成比を分析した。それらの組成比はアスタキサンチン72.8%、モノエステル27.2%、ジエステルは1%以下で、原料のアスタキサンチンオレイン酸ジエステルは検出できなかった。

実施例5

5

天然から抽出したアスタキサンチンエステル類の混合物(イタノ社製、販売名: 10 Astax9000H) 24mg及び遊離脂肪酸としてオクタン酸 276mg を褐色ガラス瓶にとった。ここに Candida 属由来のリパーゼ 270mg (名糖産業 (株) 製、販売名: Lipase 0F) を加え、水 22.5 μ L を添加し、よく攪拌した後、45℃で攪拌しながら反応させた。 3日後にこの溶液をとり、HPLCによってアスタキサンチンの組成比を分析した。それらの組成比はアスタキサンチン 42.6%、モノエステル 10.5%、ジエステルは 1%以下であった。

実施例6

天然から抽出したアスタキサンチンエステル類の混合物(イタノ社製、販売名: Astax9000H) 24mg及びトリグリセリド型の脂肪酸としてトリカプリリン 276mg を褐色ガラス瓶にとった。ここに Candida 属由来のリパーゼ 270mg (名糖産業 (株) 製、販売名: Lipase 0F) を加え、水 22.5 μ L を添加し、よく攪拌した後、45 $^{\circ}$ で攪拌しながら反応させた。 3日後にこの溶液をとり、HPLCによってアスタキサンチンの組成比を分析した。それらの組成比はアスタキサンチン 55.9%、モノエステル 25.0%、ジエステルは1%以下であった。

25

20

<u>実施例7</u>

遊離アスタキサンチン(Sigma 社製)2mg及び遊離脂肪酸としてオクタン酸300mg を褐色ガラス瓶にとった。ここにリパーゼの固定化例で記載した方法で調製した固定化リパーゼ 300mg を加え、水 22.5μ L を添加し、よく攪拌した後、45℃

で振とう (170rpm) しながら反応させた。3日後にこの反応物をとり、HPLC によってアスタキサンチンの組成比を分析した。それらの組成比はアスタキサンチン95.8%、モノエステル4.2%、ジエステルは1%以下であった。

5 実施例8

10

25

遊離アスタキサンチン (Sigma 社製) 2mg及びトリグリセリド型の脂肪酸としてトリカプリリン 300mg を褐色ガラス瓶にとった。ここに水 30μL を添加し、よく攪拌した後、リパーゼの固定化例で記載した方法で調製した固定化リパーゼ300mg を加え、45℃で振とう(170rpm)しながら反応させた。 3日後にこの反応物をとり、HPL Cによってアスタキサンチンの組成比を分析した。それらの組成比はアスタキサンチン 69.6%、モノエステル 21.9%、ジエステルは 2.6%であった。

実施例9

T然から抽出したアスタキサンチンエステル類の混合物(イタノ社製、販売名: Astax9000H) 24mg及び遊離脂肪酸としてオクタン酸 276mg を褐色ガラス瓶にとった。ここにリパーゼの固定化例で記載した方法で調製した固定化リパーゼ 300mg を加え、水 30μL を添加し、よく攪拌した後、45℃で攪拌しながら反応させた。4日後にこの反応物をとり、HPLCによってアスタキサンチンの組成比 を分析した。それらの組成比はアスタキサンチン 23.6%、モノエステル 2.0%、ジエステルは1%以下であった。

実施例10

天然から抽出したアスタキサンチンエステル類の混合物(イタノ社製、販売名: Astax9000H) 24mg及びトリグリセリド型の脂肪酸としてトリカプリリン 276mg を褐色ガラス瓶にとった。ここにリパーゼの固定化例で記載した方法で調製した 固定化リパーゼ 300mg を加え、水 30μL を添加し、よく攪拌した後、45℃で攪拌しながら反応させた。4日後にこの反応物をとり、HPLCによってアスタキサンチンの組成比を分析した。それらの組成比はアスタキサンチン 64.0%、モノエ

ステル 12.2%、ジエステルは1%以下であった。

実施例11

天然から抽出したアスタキサンチンエステル類の混合物(イタノ社製、販売名: Astax9000H) 24mg及びトリグリセリド型の脂肪酸としてトリカプリリン 276mg を褐色ガラス瓶にとった。ここに Alcaligenes 属由来のリパーゼ 80mg (名糖産業 (株) 製、販売名: Lipase PL) を加え、水 15 μL を添加し、よく攪拌した後、 45℃で攪拌しながら反応させた。 3 日後にこの溶液をとり、HPLCによってアスタキサンチンの組成比を分析した。それらの組成比はアスタキサンチン 79.3%、 モノエステル 4.0%、ジエステルは 1 %以下であった。

実施例12

天然から抽出したアスタキサンチンエステル類の混合物(イタノ社製、販売名: Astax9000H) 24mg及びトリグリセリド型の脂肪酸としてトリカプリリン 276mg を褐色ガラス瓶にとった。ここに水 15μL を添加し、よく攪拌した後、リパーゼ の固定化例で記載した方法で調製した固定化リパーゼ PL 300mg を加え、45℃で 攪拌しながら反応させた。3 日後にこの反応物をとり、HPLCによってアスタキサンチンの組成比を分析した。それらの組成比はアスタキサンチン 23.9%、モノエステル 1%、ジエステルは1%以下であった。

20

25

15

実施例13

遊離アスタキサンチン (Sigma 社製) 2m g及びトリグリセリド型の脂肪酸としてトリカプリリン 300mg を褐色ガラス瓶にとった。ここに Candida 属由来のリパーゼを固定化した固定化酵素:Novozym435 300mg (ノボザイムズジャパン (株)製、)を加え、水 $30\,\mu$ L を添加し、よく攪拌した後、45℃で攪拌しながら反応させた。 3 日後にこの溶液をとり、H P L C によってアスタキサンチンの組成比を分析した。それらの組成比はアスタキサンチン 99.0%、モノエステル 1.0%、ジエステルは 1.0% 以下であった。

実施例14

遊離アスタキサンチン (Sigma 社製) 2mg及びトリグリセリド型の脂肪酸としてトリカプリリン 300mg を褐色ガラス瓶にとった。ここにリパーゼの固定化例で記載した方法で調製した固定化リパーゼ 300mg を加え、水 30μL と 12ml の n-へキサンを添加し、よく攪拌した後、45℃で攪拌しながら反応させた。 3 日後にこの反応物をとり、固定化酵素をデカントで除去し、上清のヘキサンを除去し、HPLCによってアスタキサンチンの組成比を分析した。それらの組成比はアスタキサンチン 64.1%、モノエステル 23.9%、ジエステルは 2.3%であった。

10 実施例15

5

15

25

天然から抽出したアスタキサンチンエステル類の混合物(イタノ社製、販売名: Astax9000H) 24mg及びトリグリセリド型の脂肪酸としてトリカプリリン 276mg を褐色ガラス瓶にとった。ここに 12ml の n-ヘキサンを添加し、リパーゼの固定 化例で記載した方法で調製した固定化リパーゼ 300mg と水 30μL とを加え、よく 攪拌した後、45℃で攪拌しながら反応させた。 3日後にこの反応物をとり、固定 化酵素をデカントで除去し、上清のヘキサンを除去し、HPLCによってアスタキサンチンの組成比を分析した。それらの組成比はアスタキサンチン 15.2%、モノエステル 1%であった。

20 <u>実施例16</u>

遊離アスタキサンチン (Sigma 社製) 2mg及び遊離脂肪酸としてラウリン酸 (C12:0) 300mg を褐色ガラス瓶にとった。これまでの実施例ではこの段階ではアスタキサンチンと脂肪酸は溶液状態になっている。しかし、ラウリン酸自体が反応温度以下では固体のため、反応原料は粉の状態である。ここに 12ml の n-ヘキサンを添加して初めて溶液状態になり、リパーゼの固定化例で記載した方法で調製した固定化リパーゼ 300mg と水 30μl とを加え、反応できる状態になった。反応は 45℃で攪拌しながら行った。 3日後にこの反応物をとり、固定化酵素をデカントで除去し、上清のヘキサンを除去し、HPLCによってアスタキサンチンの組成比を分析した。それらの組成比はアスタキサンチン 93.6%、モノエステル

6.4%、ジエステルは1%以下であった。

実施例17

2 種類の中鎖脂肪酸トリグリセリド (C8:0:トリカプリリンと C10:0:トリカプリン) の混合物が市販され、反応原料に用いることができる。そこでこの混合中鎖トリグリセリドを試薬的に1:1の割合で調製し、遊離のアスタキサンチンから2種類の中鎖脂肪酸エステル体の合成を行った。すなわち、遊離アスタキサンチン (Sigma 社製)2mg及びトリカプリリン300mgとトリカプリン300mgを褐色ガラス瓶にとった。ここにCandida属由来のリパーゼ80mg(名糖産業(株)製、販売名:Lipase OF)を加え、水60μLを添加し、よく攪拌した後、45℃で攪拌しながら反応させた。3日後にこの反応物をとり、HPLCによってアスタキサンチンの組成比を分析した。それらの組成比はアスタキサンチン93.1%、C8モノエステル3.9%、C10モノエステル3.0%、ジエステルは1%以下であった。

15 実施例18

20

25

2 種類の中鎖脂肪酸トリグリセリド(C8:0:トリカプリリンと C10:0:トリカプリン)の混合物が市販され、反応原料に用いることができる。そこでこの混合中鎖トリグリセリドを試薬的に 1:1 の割合で調製し、遊離のアスタキサンチンから 2 種類の中鎖脂肪酸エステル体の合成を行った。すなわち、遊離アスタキサンチン (Signa 社製) 2mg 及びトリカプリリン 300mg とトリカプリン 300mg を褐色ガラス瓶にとった。ここにリパーゼの固定化例で記載した方法で調製した固定化リパーゼ 300mg を加え、水 30μ L を添加し、よく攪拌した後、45 で振とうしながら反応させた。 3 日後にこの反応物をとり、HPL Cによってアスタキサンチンの組成比を分析した。それらの組成比はアスタキサンチン 86.7%、8.7%、8.7%0 モノエステル 1.2%0 モノエステル 1.2%0 デであった。

<u>実施例19</u>

2 種類の中鎖脂肪酸トリグリセリド(C8:0:トリカプリリンとC10:0:トリカプリン) の混合物が市販され、反応原料に用いることができる。そこでこの混合中

WO 03/093229

PCT/JP03/05443

鎖トリグリセリドを試薬的に 1:1 の割合で調製し、ヘキサン中で遊離のアスタキサンチンから 2 種類の中鎖脂肪酸エステル体の合成を行った。すなわち、遊離アスタキサンチン (Sigma 社製) 2mg及びトリカプリリン 300mg とトリカプリン 300mg を褐色ガラス瓶にとった。ここに 12ml の n-ヘキサンを添加し、リパーゼの固定化例で記載した方法で調製した固定化リパーゼ 300mg と水 30 μL とを加え、よく攪拌した後、45℃で攪拌しながら反応させた。 3 日後にこの反応物をとり、HPLCによってアスタキサンチンの組成比を分析した。それらの組成比はアスタキサンチン 81.4%、C8 モノエステル 9.5%、C10 モノエステル 9.1%、ジエステルは 1%以下であった。

10

15

25

5

実施例20

天然から抽出したアスタキサンチンエステル類の混合物(イタノ社製、販売名: Astax9000H) 40 mg及びトリグリセリド型の脂肪酸としてトリカプリリン 1.5 ml を褐色ガラス瓶にとった。ここに水 90μ L を添加し、よく攪拌した後、リパーゼ の固定化例で記載した方法で調製した Phenyl Toyopearl の固定化リパーゼ 300 mg を加え、45 Cで攪拌しながら反応させた。 4 B後にこの反応物をとり、HPLC によってアスタキサンチンの組成比を分析した。それらの組成比はアスタキサンチンの組成比を分析した。それらの組成比はアスタキサンチン 61.6%、モノエステル 14.1%、ジエステルは 2.8%であった。

20 実施例21

遊離アスタキサンチン (Sigma 社製) 2mg及びトリグリセリド型の脂肪酸としてトリカプリリン 300mg を褐色ガラス瓶にとった。ここに水 30μ L を添加し、よく攪拌した後、リパーゼの固定化例で記載した方法で調製した HP20 固定化リパーゼ 300mg を加え、45℃で振とう(170rpm)しながら反応させた。 3 日後にこの反応物をとり、HPLCによってアスタキサンチンの組成比を分析した。それらの組成比はアスタキサンチン 96.1%、モノエステル 3.9%であった。

実施例22

天然から抽出したアスタキサンチンエステル類の混合物(イタノ社製、販売名:

Astax9000H)40mg及びトリグリセリド型の脂肪酸としてトリカプリリン 1.5ml を褐色ガラス瓶にとった。ここに水 90μL を添加し、よく攪拌した後、リパーゼ の固定化例で記載した方法で調製したハイフロスーパーセルの固定化リパーゼ 300mg を加え、45℃で攪拌しながら反応させた。4日後にこの反応物をとり、HPLCによってアスタキサンチンの組成比を分析した。それらの組成比はアスタキサンチン 28.6%、モノエステル 1.8%、ジエステルは 1%以下であった。

実施例23

天然から抽出したアスタキサンチンエステル類の混合物(イタノ社製、販売名: 10 Astax9000H) 24mg及びトリグリセリド型の脂肪酸としてトリカプリリン 1.3ml を褐色ガラス瓶にとった。ここに水 90μL を添加し、よく攪拌した後、リパーゼ の固定化例で記載した方法で調製した HPA25 樹脂固定化リパーゼ 300mg を加え、45℃で攪拌しながら反応させた。3 日後にこの反応物をとり、HPLCによって アスタキサンチンの組成比を分析した。それらの組成比はアスタキサンチン 39.3%、モノエステル 2.9%、ジエステルは 1%以下であった。

実施例24

遊離アスタキサンチン (Sigma 社製) $2m g 及びトリグリセリド型の脂肪酸としてトリカプリリン 1.3g を褐色ガラス瓶にとった。ここに水 <math>90 \mu$ L を添加し、よく攪拌した後、リパーゼの固定化例で記載した方法で調製した HPA25 樹脂固定化リパーゼ 300mg を加え、45 でで振とう(170rpm)しながら反応させた。 3 日後にこの反応物をとり、HPL Cによってアスタキサンチンの組成比を分析した。それらの組成比はアスタキサンチン 79.8%、モノエステル 19.2%、ジエステルは 1.0% であった。

25

20

実施例25

天然から抽出したアスタキサンチンエステル類の混合物(イタノ社製、販売名: Astax9000H) 24mg及びトリグリセリド型の脂肪酸としてトリカプリリン 1.3ml を褐色ガラス瓶にとった。ここに水 90 μ L を添加し、よく攪拌した後、リパーゼ

の固定化例で記載した方法で調製した HP1MG 樹脂固定化リパーゼ 300mg を加え、45℃で攪拌しながら反応させた。3 日後にこの反応物をとり、HPLCによってアスタキサンチンの組成比を分析した。それらの組成比はアスタキサンチン54.9%、モノエステル 5.4%、ジエステルは 1%以下であった。

5

10

実施例 2 6

遊離アスタキサンチン (Sigma 社製) 2mg及びトリグリセリド型の脂肪酸としてトリカプリリン 1. 3g を褐色ガラス瓶にとった。ここに水 90μ L を添加し、よく攪拌した後、リパーゼの固定化例で記載した方法で調製した HP1MG 樹脂固定化リパーゼ 300mg を加え、45℃で振とう(170rpm)しながら反応させた。 3 日後にこの反応物をとり、HPL Cによってアスタキサンチンの組成比を分析した。それらの組成比はアスタキサンチン 79.5%、モノエステル 18.7%、ジエステルは 1.8% であった。

15 以上の実施例の結果を表2~6にまとめて示した。これら結果から本発明のリ パーゼを用いたエステル交換反応の方法はアスタキサンチン中鎖脂肪酸エステル を効果的に合成できることがわかる。

20

表2

				実 施	例			
			1	2	3	4	5	6
5	反	アスタキサンチン 種類と量(mg)	Free 2	Free 2	OAエステル 2	OAエステル 2	Astax 24	Astax 24
	応	脂肪酸	C8酸	C8TG	C8酸	C8TG	C8酸	C8TG
,	Ap.	種類と量(mg)	300	300	300	300	276	276
	条	リパーゼ	OF	OF	OF	OF	OF	OF
	件	種類と量(mg)	80	120	80	80	270	270
10	10	リパーゼの 担体	なし	なし	なし	なし	なし	なし
		水分添加量 (%)	_. 10	10	10	10	7.5	7.5
15		溶媒 種類と量	なし	なし	なし	なし	なし	なし
10	反応	アスタキサンチン(モノエステル)	6.0	13.6	8.2	15.3	10.5	25.0
	反応生成物	アスタキサンチン (ジエステル)	<1.0	1.5	<1.0	<1.0	<1.0	<1.0
20	173	アスタキサンチン (遊離型)	94.0	84.9	61.1	73.4	42.6	55.9

表3

		1	実 施	例			
		7	8	9	10	11	12
反	アスタキサンチン	Free	Free	Astax	Astax	Astax	Astax
	種類と量(mg)	2	2	24	24	24	24
応	脂肪酸	C8酸	C8TG	C8酸	C8TG	C8TG	C8TG
	種類と量(mg)	300	300	276	276	300	276
条	リパーゼ	OF	OF	OF	OF	PL	276 PL
件	種類と量(mg)	300	300	300	300	80	300
	リパーゼの	イオン交換	イオン交換	イオン交換	イオン交換	なし	イオン交換
1	担体	樹脂	樹脂	樹脂	樹脂		樹脂
	水分添加量 (%)	7.5	3.3	10 .	10	5	5
	溶媒 種類と量	なし	、なし	なし	なし	なし	なし
反	アスタキサンチン (モノエステル)	4.2	21.9	2.0	12.2	4.0	1.0
反応生成物	アスタキサンチン (ジエステル)	<1.0	2.6	<1.0	<1.0	<1.0	<1.0
193	アスタキサンチン (遊離型)	95.8	69.6	23.6	64.0	79.3	23.9

表4

			実 施	例			
		13	14	15	16	17	18
	アスタキサンチン	Free	Free	Astax	Free	Free	Free
反	種類と量(mg)	2 -	2	24	2	2	2
応	脂肪酸	C8TG	C8TG	C8TG	C12酸	TG	TG
	種類と量(mg)	300	300	276	300	(C8+C10)	(C8+C10) 300
条	リパーゼ	Novo435	OF	OF	OF	OF	OF
件	種類と量(mg)	300	300	300	300	80	300
''	リパーゼの 担体	セライト	イオン交換 樹脂	イオン交換 樹脂	イオン交換 樹脂	なし	イオン交換 樹脂
	水分添加量 (%)	10	10	10	10	60	10
	溶媒 種類と量	なし	n-ヘキサン 12	n-ヘキサン 12	n-ヘキサン 12	n-ヘキサン 12	なし
反位	アスタキサンチン (モノエステル)	1.0	23.9	1.0	6.4	C8:3.9 C10:3.0	C8:7.2 C10:6.1
反応生成物	アスタキサンチン (ジェステル)	<1.0	2.3	<1.0	<1.0	<1.0	<1.0
	アスタキサンチン (遊離型)	99.0	64.1	15.2	93.6	93.1	86.7

表5

-					 			
			1	実 施	例			
5			19	20	21	22	23	24
S	_	アスタキサンチン	Free	Astax	Free	Astax	Astax	Free
	反	種類と量(mg)	2	40	2	40	40	2
	応	脂肪酸	TG	C8TG	C8TG	C8TG	C8TG	C8TG
		種類と量(mg)	(C8+Ċ10) 300	1500	300	1500	1300	1300
	条	リパーゼ	OF	OF	OF	OF	OF	OF
10	件	種類と量(mg)	300	300	300	300	300	300
10		リパーゼの	イオン交換	Phenyl	HP20	I /I	HPA25	HPA25
	'	担体	樹脂	Toyoyearl 樹脂	樹脂	セライト	樹脂	樹脂
		水分添加量	10	6	10	6	7	7
15		溶媒 種類と量	n-ヘキサン 12	なし	なし	なし	なし	なし
	反応	アスタキサンチン (モノエステル)	C8:9.5 C10:9.1	14.1	3.9	1.6	2.9	19.2
	反応生成物	アスタキサンチン (ジエステル)	<1.0	2.8	<1.0	<1.0	<1.0	1.0
20	173	アスタキサンチン (遊離型)	81.4	61.6	96.1	28.6	39.3	79.8

25

表6

						•	
				実 施	例		
5			25	26			
		アスタキサンチン	Astax	Astax			
	反	種類と量(mg)	40	40			
	応	脂肪酸	C8TG	C8TG			
		種類と量(mg)	1300	1300			
	条	リパーゼ	OF	OF			
10	1 '- -	種類と量(mg)	300	300			
		リパーゼの	HPIMG	HP1MG			
ļ		担体·	樹脂	樹脂			
		 水分添加量					
	<u>.</u>	(%)	7	7	}		
15		溶媒 種類と量	なし	なし			
	反応	アスタキサンチン (モノエステル)	5.4	18.7			
1	反応生成物	アスタキサンチン (ジエステル)	<1.0	1.8			
20		アスタキサンチン (遊離型)	54.9	79.5			

<u>実施例27</u> アスタキサンチンエステルの天然物からの抽出、分画および精製 乳鉢中で乳棒を用いて破砕した市販のオキアミ(356.3g)を5倍量のア セトンで3回抽出し減圧濃縮を行った後、飽和食塩水と酢酸エチルで液一液分配を3回行うことにより酢酸エチル層から粗抽出物(52.13g)を得た。このオキアミ抽出物について以下の順番でカラムクロマトグラフィーを行った。

- 1) 1 s t シリカカラムクロマトグラフィー
- 5 シリカゲル (メルク社製 Silica gel 60、500g) を用いてカラムクロマトグラフィーを行った。溶出溶媒は各濃度のヘキサン:アセトン(90:10,85:15,80:20,75:25,70:30,60:40,50:50,40:60,30:70,20:80,10:90,0:100) の順にステップワイズ溶出を行った。同一溶媒系による溶出はカラム容積の3倍量の溶出液を順次添加することにより行った。各溶出液を減圧濃縮した後、アスタキサンチンモノエステル画分(116.32mg)を得た。
 - 2) ODS カラムクロマトグラフィー

ODS ゲル (センシュー科学製 ODS-SS-1020T、50g) を用いてカラムクロマトグラフィーを行った。溶出溶媒は100%メタノールを用いて、カラムから溶出される暗赤色の画分を分取し減圧濃縮した後、アスタキサンチンモノエステル画分(8.84mg)を得た。

3) 2ndシリカカラムクロマトグラフィー

シリカゲル(メルク社製 Silica gel 60、30g)を用いてカラムクロマトグラフィーを行った。溶出溶媒はジクロロメタン:酢酸エチル(8:2)を用いて、カラムから溶出される暗赤色の画分を分取し減圧濃縮した後、アスタキサンチンモノエステル画分(2.87mg)を得た。

4) 3 r dシリカカラムクロマトグラフィー

20

シリカゲル (メルク社製 Silica gel 60、30g) を用いてカラムクロマトグラフィーを行った。溶出溶媒はヘキサン:アセトン (7:3) を用いて、カラムから溶出される暗赤色の画分を分取し減圧濃縮した後、高純度のアスタキサンチンモノエステル画分 (0.48mg) を得た。

実施例28 アスタキサンチンエステル画分の分析

実施例27で調製したオキアミ抽出液からのアスタキサンチンエステル画分を

5

10

15

1 m 1 のメタノールに溶解させ、80℃で攪拌しながら1 mol/I のナトリウムメトキシド0.5 m 1 を少量ずつ加えた。反応物中のアルカリを除去するため酢酸エチルと水で液一液分配を行い、酢酸エチル層を減圧濃縮し GC-MS (ヒューレットパッカード製 G1800A) で脂肪酸分析した。また、アスタキサンチンモノエステル画分に遊離脂肪酸が混在していないか確認するためメチルエステル化しないで GC-MS 分析を行った。

『測定メソッドデータ』

Injection 温度; 200℃、Detection 温度; 300℃、初期カラム温度; 40℃、 上昇温度; 2.5℃/分、カラムサイズ; 30.0m x 0.25mm、ガス; ヘリウムガス、ガス流量; 1.0m1/分、マスレンジ; 45:200m/z、溶 媒待ち時間; 5分

オクタン酸メチルエステル標品の GC-MS データを図3に、オキアミ由来のアスタキサンチンモノエステルサンプルの GC-MS データを図4に示す。これらの図が示すように完全に一致した。なお、標品もサンプルも親イオンピーク(m/z158)は出ないが、特異的なフラグメンテーション・パターン(m/z127)が観察され、同時に脂肪酸メチルエステル化物に由来するm/z55, m/z59, m/z87も観察された。また、メチルエステル化していないサンプルも同様に分析した結果、相当するピークは認められず、本サンプル中には遊離オクタン酸およびオクタン酸メチルエステルが存在しないことを確認した。

20 以上の結果から、オキアミ中にアスタキサンチンオクタン酸エステルが存在することを確認した。

化粧品利用の実施例

以下に示す方法で酵素反応後、精製操作を加え得られたアスタキサンチンオク 25 タン酸モノエステルを1%含有する組成物を用いて口紅を製作した。

次に示す油性基剤を混合し加熱融解した後、あらかじめヒマシ油(2.1g)に顔料(50mg)とアスタキサンチンオクタン酸モノエステルを1%含有する組成物(150mg)とをよく混合し、溶解分散したものを加え攪拌し、香料(150mg)と酸化防(1分mg)を加え、さらによく攪拌混合し均等にした。この液を型に流し込み急

WO 03/093229 PCT/JP03/05443

止剤 (50mg) を加え、さらによく攪拌混合し均等にした。ごの液を型に流し込み急冷した。冷却して得られた口紅を容器に入れ、小さなバーナーで表面を短時間加熱して光沢を生じさせ、口紅とした。

油性基剤の混合比率

5 ミツロウ

1. 0g

セレシン

2. 4g

カルナウバロウ

0.8g

ラノリン

1. 0g

流動パラフィン

2. 05g

10 エオシン酸

15

0. 25g

食品利用の実施例

健康食品および/またはサプリメント用ソフトカプセル

以下に示す方法で酵素反応後、精製操作を加え得られたアスタキサンチンオク タン酸モノエステルを 10%含有する組成物を用いてソフトカプセルを製作した。

次に示す割合で基剤を調合し、アスタキサンチンオクタン酸モノエステルを10%含有する組成物 (30mg) を加えて、健康食品および/またはサプリメントに使われるようなソフトカプセルを調製した。

調合比率(一粒あたりの量)

20 基剤(植物性油脂):130mg

乳化剤(ミツロウ):30mg

被包材(ゼラチン/グリセリン=100/35):150mg

食品原料の実施例

25 食品、化粧料や飼料用等に用いるため、アスタキサンチン中鎖脂肪酸エステル 含有油脂を食品原料として調製した例を以下に示す。

酵素反応の実施例 14で記載した方法をさらにスケールアップし、原料の遊離型アスタキサンチン 2 g と中鎖脂肪酸トリグリセリド 300 g とを反応し、脱ヘキサン後に約 300 g の反応で生成した油脂を得た。 130 \mathbb{C} 、 0.2 mHg で分

子蒸留することによって反応中に遊離化したカプリル酸を除去し、10gのアス タキサンチン中鎖脂肪酸エステル含有油脂を得た。これを水蒸気蒸留による脱臭 操作を行い、中鎖脂肪酸トリグリセリドを10g加えて、3%のアスタキサンチ ン中鎖脂肪酸エステルを含有する油脂を得た。なお総アスタキサンチンとしては 10%の濃度である。これを各種用途向けの食品原料(アスタキサンチン中鎖脂 肪酸エステル含有油脂)とした。

アスタキサンチンの消化吸収性の改善

5

10

ヘマトコッカス属緑藻類から抽出され市販されているアスタキサンチン(イタ ノ、販売名:Astax9000H)と、中鎖脂肪酸でそれぞれモノおよびジエステル化さ れたアスタキサンチン(Asta-C8-monoester および Asta-C8-diester)を用いて、ラ ットでの吸収性について検討した。実験的にはこれらアスタキサンチンを遊離型 アスタキサンチン換算で 100mg/kg の割合になるようにオリーブオイルで希釈し てラット (Wister 系) に経口投与した。投与 3, 5, 7, 10 時間後に各々ラットの血 中(血漿中)、肝臓中に存在するアスタキサンチンの含量を HPLC を用いて測定し 15 た。図1に血漿中、図2に肝臓中のアスタキサンチンの取り込み量を示した。図 1、図2で示されるようにヘマトコッカス属緑藻類抽出アスタキサンチンに比べ て、アスタキサンチン中鎖脂肪酸エステル類ははるかに良好な消化吸収性を示し た。中でもアスタキサンチン中鎖脂肪酸エステルのモノエステル体が最もよく吸 収された。さらに、投与したエステル体アスタキサンチンは遊離型アスタキサン 20 チンとして検出された。

従って、アスタキサンチン中鎖脂肪酸モノエステルは消化吸収性に優れたアス タキサンチンであることが見出された。

25 産業上の利用可能性

本発明のアスタキサンチン中鎖脂肪酸エステルの製造方法は、リパーゼを用い るため温和な条件下で反応することができ、原料のアスタキサンチンの分解や異 性化などを引き起こすことなく高い収率でアスタキサンチンの中鎖脂肪酸エステ ルを製造することができる。また、天然物から抽出し、製造することができる。

さらに本発明のアスタキサンチン中鎖脂肪酸エステルを含む組成物を食品等に付加することにより消化吸収性、組織移行性の優れたアスタキサンチンを添加した食品、健康食品および/またはサプリメントおよび化粧品を提供することができる。

請求の範囲

- 1. リパーゼを用いて製造される、アスタキサンチン中鎖脂肪酸エステルおよび それらを含有する組成物。
 - 2. 中鎖脂肪酸エステルが、中鎖脂肪酸モノエステルまたは中鎖脂肪酸ジエステルである請求項1記載のアスタキサンチン中鎖脂肪酸エステルおよびそれらを含有する組成物。
- 3. 中鎖脂肪酸が炭素数8から12の間の脂肪酸である請求項2記載のアスタキ サンチン中鎖脂肪酸エステルおよびそれらを含有する組成物。
 - 4. 炭素数が偶数の中鎖脂肪酸である、請求項3記載のアスタキサンチン中鎖脂肪酸エステルおよびそれらを含有する組成物。
 - 5. 炭素数が8の中鎖脂肪酸である請求項4記載のアスタキサンチン中鎖脂肪酸エステルおよびそれらを含有する組成物。
- 15 6.アスタキサンチン中鎖脂肪酸エステルを少なくとも0.1%以上含有する請求項1ないし請求項5記載の組成物。
 - 7. アスタキサンチンオクタン酸モノエステルまたはアスタキサンチンオクタン酸ジエステル、またはそれらの少なくとも一つを含有する組成物。
- 8. リパーゼを用いて、請求項1ないし請求項6記載のアスタキサンチン中鎖脂20 肪酸エステルおよびそれらを含有する組成物を製造する方法。
 - 9. 遊離型アスタキサンチン、中鎖脂肪酸エステルとは異なるエステル型アスタキサンチン、および中鎖脂肪酸エステルとは異なるエステル型アスタキサンチンの混合物から選ばれるひとつまたはそれ以上のアスタキサンチン原料と、遊離型中鎖脂肪酸、中鎖脂肪酸モノグリセリド、中鎖脂肪酸ジグリセリド、中鎖脂肪酸
- 25 トリグリセリド、および中鎖脂肪酸低級アルコールエステルから選ばれる、ひと つまたはそれ以上の中鎖脂肪酸原料を用いて、エステル化反応および/またはエ ステル交換反応を行うことによる請求項8記載の方法。
 - 10.リパーゼが、Candida 属の酵母由来のリパーゼ、Chromobacterium 属の微生物由来のリパーゼ、Alcaligenes 属の微生物由来のリパーゼ、動物の膵臓由来の

リパーゼから選ばれる1種以上のリパーゼである、請求項8または請求項9記載 の方法。

- 11. リパーゼが Candida 属の酵母由来のリパーゼである請求項10記載の方法。
- 12. アスタキサンチン原料が、遊離型アスタキサンチンおよび/または異なる
- 5 種類のエステル型アスタキサンチン混合物であり、中鎖脂肪酸原料が、中鎖脂肪 酸トリグリセリドである、請求項9ないし請求項11記載の方法。
 - 13. 水分を添加することを特徴とする請求項8ないし請求項12記載の方法。
 - 14. 水分添加量が原料油に対し0. 5 w/w から20 w/w%である請求項13記載の方法。
- 10 15. 請求項1ないし請求項6記載のアスタキサンチン中鎖脂肪酸エステルを含 有する組成物、または請求項7記載の組成物を含有する組成物を特別な栄養需要 に応じて配合してなる食品組成物またはその食品。
 - 16.請求項1ないし請求項6記載のアスタキサンチン中鎖脂肪酸エステルを含有する組成物、または請求項7記載の組成物を含有する組成物を含む食品添加物。
- 15 17. 請求項1ないし請求項6記載のアスタキサンチン中鎖脂肪酸エステルを含有する組成物、または請求項7記載の組成物を含有する組成物を含む化粧料。
 - 18. 請求項1ないし請求項6記載のアスタキサンチン中鎖脂肪酸エステルを含ず 有する組成物、または請求項7記載の組成物を含有する組成物を含む動物用飼料。
 - 19. 請求項7記載のアスタキサンチンオクタン酸モノエステルまたはアスタキ
- 20 サンチンオクタン酸ジエステル、またはそれらの少なくとも一つを含有する組成物の製造方法であって、
 - (a) 甲殻類から溶媒もしくは超臨界CO。を用いて前記化合物を抽出する工程、
 - (b) 工程(a) により得られた抽出液から、前記化合物を精製する工程、 を含む、前記方法。
- 25 20. 甲殻類がオキアミである、請求項19記載の方法。

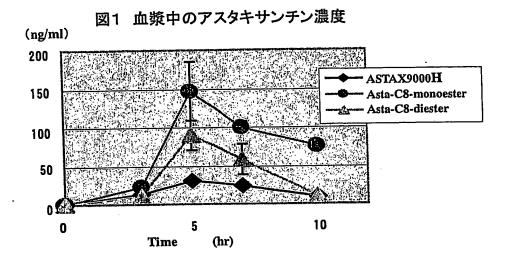


図2 肝臓へ移行したアスタキサンチン
(ng/g tissue)

500
400
300
200
100
0
5 10
Time (hr)

1/3

図3 オクタン酸メチルエステル標品の GC-MS 結果

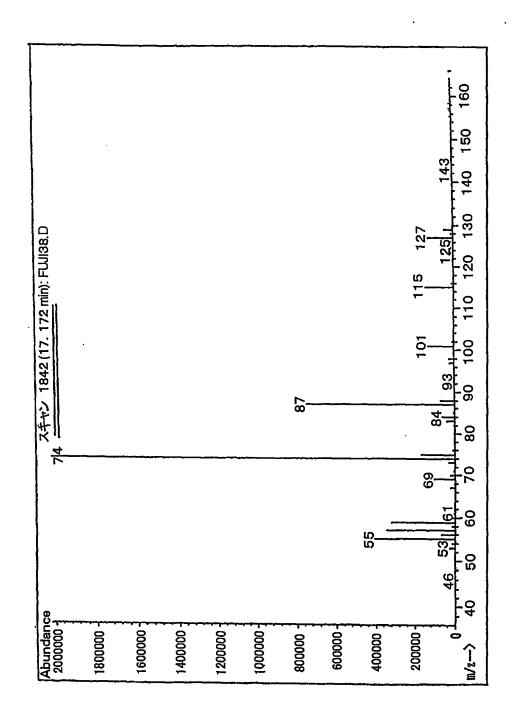
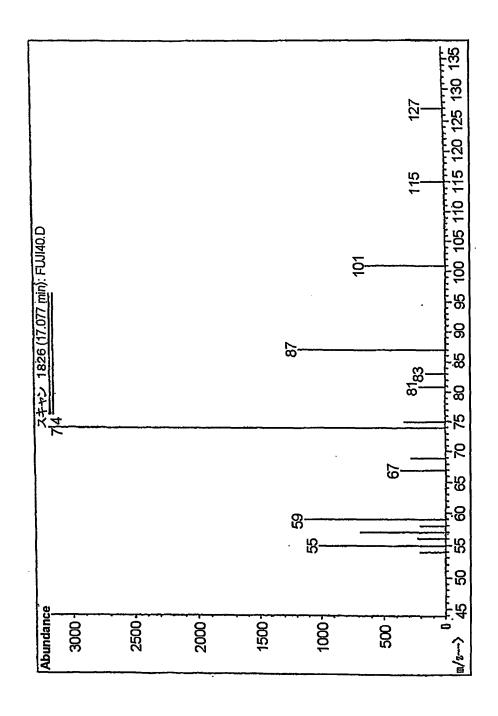


図4 オキアミ精製サンプルの GC-MS 結果



INTERNATIONAL SEARCH REPORT

International application No.
PCT/JP03/05443

A. CLASSIFICATION OF SUBJECT MATTER Int.Cl ⁷ C07C403/24, C12P23/00, A61K7/025, A23L1/30					
According to	International Patent Classification (IPC) or to both nation	nal classification and IPC			
B. FIELDS	SEARCHED				
Int.(Minimum documentation searched (classification system followed by classification symbols) Int.Cl ⁷ C07C403/24, C12P23/00, A61K7/025, A23L1/30				
	on searched other than minimum documentation to the ex				
Electronic de CA (S	ata base consulted during the international search (name of TN), REGISTRY (STN)	f data base and, where practicable, sear	ch terms used)		
c. Docu	MENTS CONSIDERED TO BE RELEVANT				
Category*	Citation of document, with indication, where appr	opriate, of the relevant passages	Relevant to claim No.		
Y A	JP 11-290094 A (NOF Corp.), 26 October, 1999 (26.10.99), (Family: none)		1-4,6,8-11, 15-18 5,7,12-14, 19,20		
Y A	JP 1-202261 A (Kyowa Hakko Kogyo Co., Ltd.), 15 August, 1989 (15.08.89), Particularly, example 3 (Family: none)		1,2,6,8-11, 15-18 3-5,7,12-14, 19,20		
Y A	14 November, 1995 (14.11.95),		1-4,6,8-11, 15-18 5,7,12-14, 19,20		
		Secretary family appay			
Further documents are listed in the continuation of Box C. * Special categories of cited documents: "A" document defining the general state of the art which is not considered to be of particular relevance earlier document but published on or after the international filing date or priority date and not in conflict with the application but cited to understand the principle or theory underlying the invention document of particular relevance; the claimed invention cannot occurrent of particular relevance in			the application but cited to inderlying the invention cannot be elaimed invention cannot be dered to involve an inventive ne e claimed invention cannot be tep when the document is ch documents, such son skilled in the art at family		
Name and mailing address of the ISA/ Japanese Patent Office Facsimile No.		Authorized officer Telephone No.			

INTERNATIONAL SEARCH REPORT

International application No.
PCT/JP03/05443

ategory*	Citation of document, with indication, where appropriate, of the relevant passages Relevant to claim N				
Y A	M.Vincent et al., "Variation de la composition en acides gras des monoesters de zeaxanthine et d'astaxanthine dans l'ovare et l'hepatopancresa de Panaeus schmitti au cours de l'ovogenese", Archives Internationales de Physiologie et de Biochimie, 1989, Vol.97, No.1, pages 71 to 78, particualrly, Resultats, TableauII	1-4,6,8-11, 15-18 5,7,12-14, 19,20			
·					
	·				



発明の属する分野の分類(国際特許分類(IPC))

Int. Cl7 C07C403/24, C12P23/00, A61K7/025, A23L1/30

調査を行った分野

調査を行った最小限資料(国際特許分類(IPC))

Int. Cl' C07C403/24, C12P23/00, A61K7/025, A23L1/30

最小限資料以外の資料で調査を行った分野に含まれるもの

国際調査で使用した電子データベース(データベースの名称、調査に使用した用語)

CA (STN), REGISTRY (STN)

C. 関連すると認められる文献		
引用文献の カテゴリー*	引用文献名 及び一部の箇所が関連するときは、その関連する箇所の表示	関連する 請求の範囲の番号
Y	JP 11-290094 A(日本油脂株式会社)1999.10.26(ファミリーなし)	1-4, 6, 8-11, 15-18
A		5, 7, 12–14, 19, 20
Y	JP 1-202261 A(協和醗酵工業株式会社)1989.08.15, 特に実施例3	1, 2, 6, 8–11, 15–18
A	参照(ファミリーなし)	3-5, 7, 12-1 4, 19, 20

⋉ C欄の続きにも文献が列挙されている。

□ パテントファミリーに関する別紙を参照。

- * 引用文献のカテゴリー
- 「A」特に関連のある文献ではなく、一般的技術水準を示す もの
- 「E」国際出願日前の出願または特許であるが、国際出願日 以後に公表されたもの
- 「L」優先権主張に疑義を提起する文献又は他の文献の発行 日若しくは他の特別な理由を確立するために引用する 文献(理由を付す)
- 「O」ロ頭による開示、使用、展示等に言及する文献
- 「P」国際出願日前で、かつ優先権の主張の基礎となる出願

- の日の後に公表された文献
- 「T」国際出願日又は優先日後に公表された文献であって 出願と矛盾するものではなく、発明の原理又は理論 の理解のために引用するもの
- 「X」特に関連のある文献であって、当該文献のみで発明 の新規性又は進歩性がないと考えられるもの
- 「Y」特に関連のある文献であって、当該文献と他の1以 上の文献との、当業者にとって自明である組合せに よって進歩性がないと考えられるもの
- 「&」同一パテントファミリー文献

国際調査報告の発送日 国際調査を完了した日 12.08.03 28.07.03 特許庁審査官(権限のある職員) 4H | 8413 国際調査機関の名称及びあて先 穴 吹 智 子

日本国特許庁(ISA/JP) 郵便番号100-8915 東京都千代田区霞が関三丁目4番3号

電話番号 03-3581-1101 内線 3443

国	際調	杏蒌	4
	ᄧᅑᄢ	THE AD	. =

国際出願番号 PCT/JP03/05443

		国际山城省 「С1/ 」「О	
C(続き).	関連すると認められる文献		
引用文献の カテゴリー*	引用文献名 及び一部の箇所が関連するときに	は、その関連する箇所の表示	関連する 請求の範囲の番号
Y A	JP 7-300421 A(イタノ冷凍株式会社)1995.11.14,特に段落【013】【014】【021】【036】【048】参照(ファミリーなし)		1-4, 6, 8-11, 15-18 5, 7, 12-14, 1 9, 20
Y A	M. Vincent et al., 'Variation de la composition en acides gras des monoesters de zeaxanthine et d'astaxanthine dans l'ovare et l'hepatopancresa de Panaeus schmitti au cours de l'ovogenese', Archives Internationales de Physiologie et de Biochimie, 1989, Vol. 97, No. 1, P71-78, 特にResultats, TableauII 参照		1-4, 6, 8-11, 15-18 5, 7, 12-14, 1 9, 20